

# Remigiusz Marciniak 244781

## Zadanie 3: Dopasowanie lokalne par sekwencji

### Repozytoria

<https://gitlab.com/RemigiuszMMarciniak/pythonlocalequencealignmentproject>

#### 1.

### **Złożoność obliczeniowa czasowa i pamięciowa zaimplementowanych algorytmów**

#### **Złożoność czasowa**

Złożoność czasowa algorytmu, który generuje tablicę punktów lokalnego dopasowania wynosi  $O(n^2)$ , ponieważ algorytm ten jest uzależniony od rozmiarów macierzy  $n$  oraz  $m$ . Natomiast złożoność algorytmu, który zwraca optymalną ścieżkę jest zależna od długości tej ścieżki, więc jest stałą  $O(1)$ .

#### **Złożoność pamięciowa**

Złożoność pamięciowa algorytmu, który generuje lokalne dopasowanie wynosi  $O(n^2)$ , ponieważ dane są zapisywane w macierzy  $n \times m$ . Natomiast złożoność pamięciowa algorytmu, który zwraca optymalną ścieżkę wynosi  $O(n)$ , ponieważ w pamięci ścieżka zapisywana jest w dwóch tablicach jednowymiarowych o długości  $n$ .

#### 2.

### **Instrukcja użytkownika**

Aby uruchomić program należy posiadać zainstalowanego Pythona w wersji 3 na swoim komputerze. Aby uruchomić program należy wprowadzić następującą komendę:

```
python3 main.py
```

Następnie po spacji należy dodać argumenty. Pierwszym z nich jest typ wczytywania sekwencji – występuje manual, file oraz server. W przypadku użycia manual przykładowa komenda wygląda następująco:

```
python3 main.py manual ATATAGC seq1 GGTATAC seq2 -2 test1 test1 score_matrix.txt
```

Po manual wprowadzamy sekwencje pierwszą, a następnie określamy jej etykiety, analogicznie postępujemy z 2gą sekwencją. Następnie określamy punktacje za przerwy, nadajemy nazwę plików oraz na samym końcu wczytujemy macierz punktacji. Macierz punktacji musi być określona w sposób ściśle określony, w przeciwnym wypadku program się nie uruchomi.

W przypadku file komenda wygląda następująco:

```
python3 main.py file file1.txt file2.txt seq2 -2 test2 test2 score_matrix.txt
```

Natomiast przy użyciu server komenda wygląda następująco:

```
python3 main.py server url1 url2 -2 test3 test3 score_matrix.txt
```

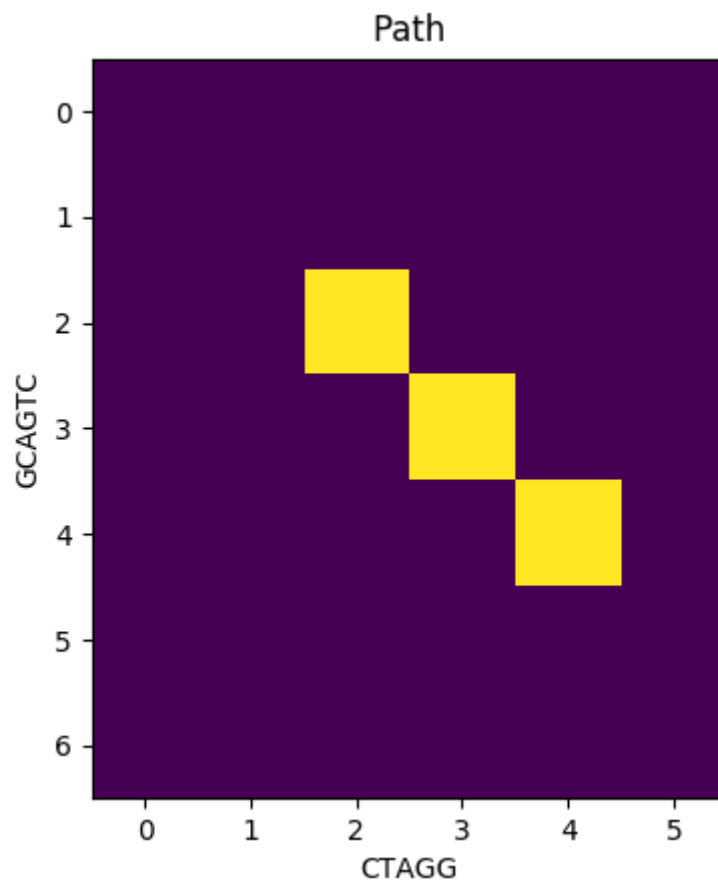
W przypadku gdy używamy Linuxa możemy przy użyciu `./tests.sh` uruchomić zestaw testów, który wygeneruje kilka przykładowych dopasowań. Ponadto, możemy dodać swoje testy przy użyciu `bash`.

### 3.

## Porównanie przykładowych par sekwencji ewolucyjnie powiązanych i niepowiązanych Przykładowe dopasowania

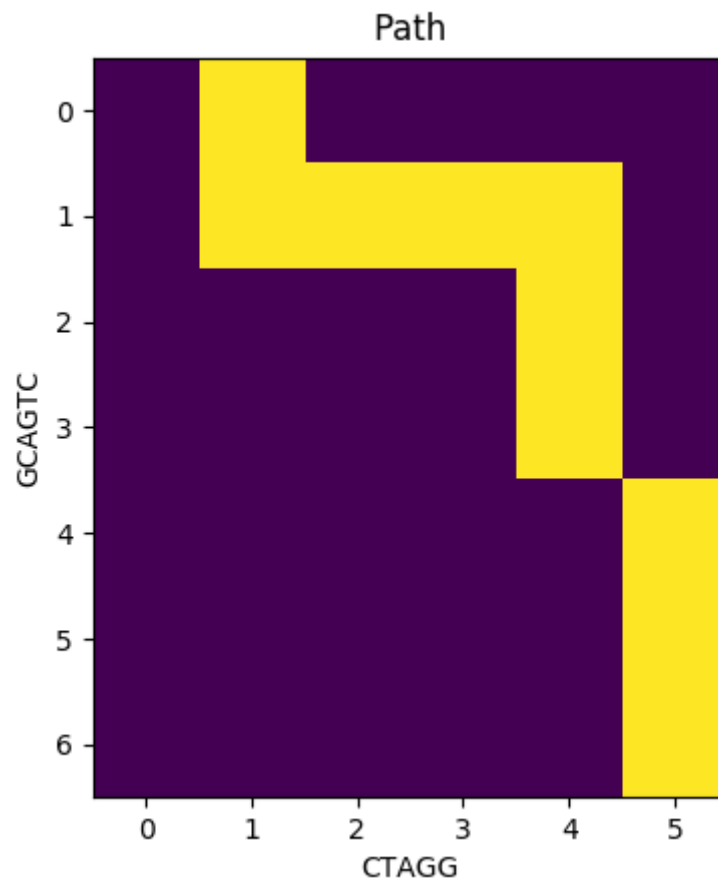
```
#manual
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd -2 t1 t1 SM.txt
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd -2 t2 t2 SMMATCH2MISMATCH0.txt
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd 1 t3 t3 SMMATCH2MISMATCH0.txt
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd -1 t4 t4 SMMATCH2MISMATCH5.txt
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd -1 t5 t5 SMMATCH1MISMATCH-1.txt
python3 main.py manual GCAGTC 1st CTAGG 2nd -1 t6 t6 SM.txt
```

Poniżej zostaną przedstawione wyniki dla t1,t3,t4.



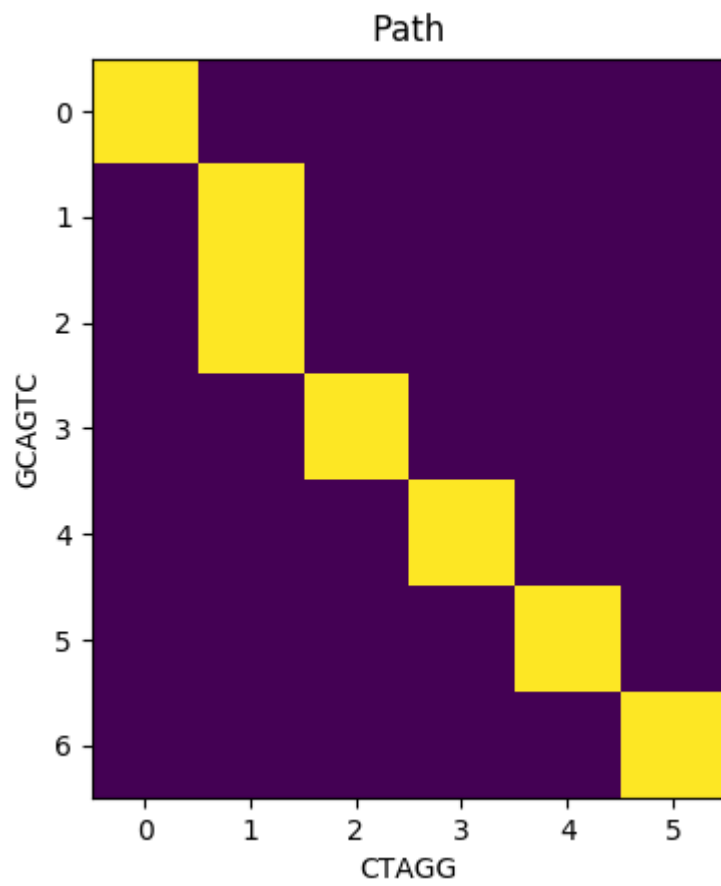
```
>seq1 1st
GCAGTC
>seq2 2nd
CTAGG
>optimal path
AG
||
AG
```

```
# - C T A G G
- 0 0 0 0 0 0
G 0 0 0 0 2 2
C 0 2 0* 0 0 0
A 0 0 0 2* 0 0
G 0 0 0 0 4* 2
T 0 0 2 0 2 0
C 0 2 0 0 0 0
```



```
>seq1 1st
GCAGTC
>seq2 2nd
CTAGG
>optimal path
G---CAGTC
xxxxxx|xx
-TAG--G--
```

```
# - C T A G G
- 0 0* 0 0 0 0
G 0 1* 2* 3* 4* 5
C 0 2 3 4 5* 6
A 0 3 4 5 6* 7
G 0 4 5 6 7 8*
T 0 5 6 7 8 9* |
C 0 6 7 8 9 10*
```



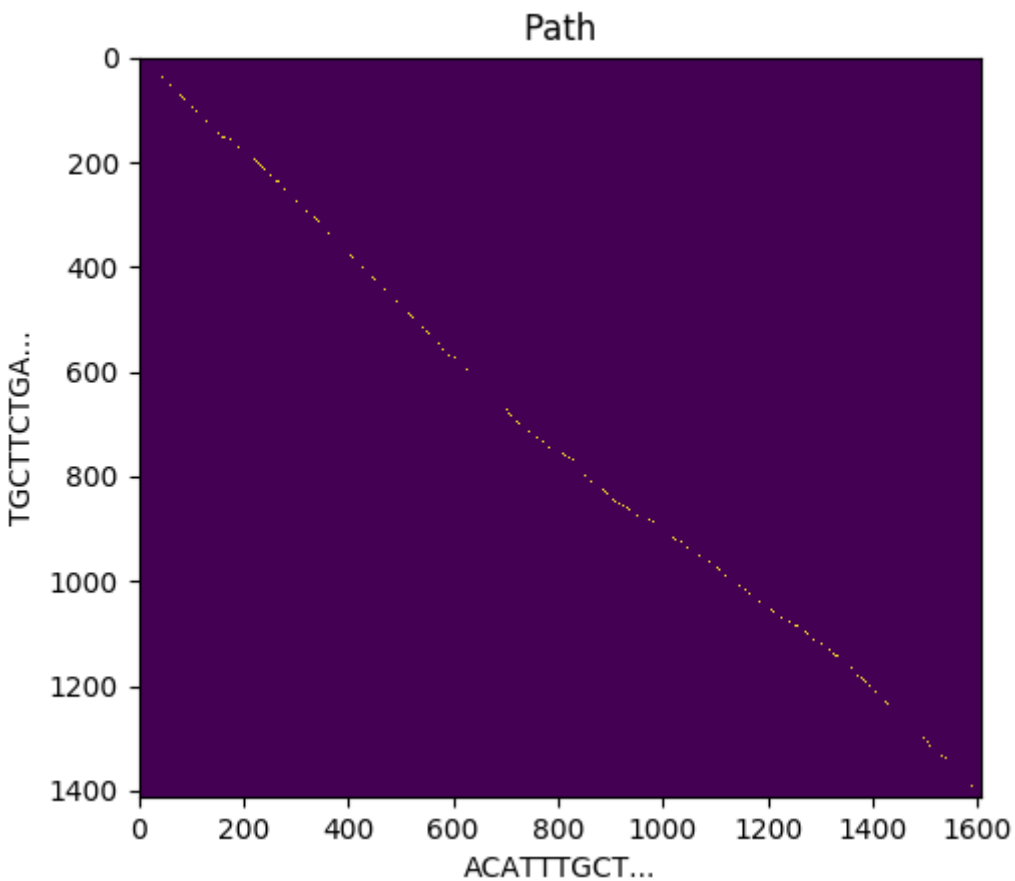
```
>seq1 1st
GCAGTC
>seq2 2nd
CTAGG
>optimal path
GCAGTC
xxxxxx
C-TAGG
```

```
# - C T A G G
- 0* 0 0 0 0 0
G 0 5* 5 5 4 3
C 0 4* 10 10 10 9
A 0 5 9* 12 15 15
G 0 5 10 14* 14 17
T 0 5 9 15 19* 19
C 0 4 10 14 20 24*
```

```
#real data
python3 main.py file RNHGBB1.txt HSHGBB1.txt -2 t7 t7 SM.txt
python3 main.py file RNHGBB1.txt HSHGBG1.txt -2 t8 t8 SM.txt
python3 main.py file HSHGBG1.txt HSHGBB1.txt -2 t9 t9 SM.txt
```

## Porównanie par sekwencji ewolucyjnie powiązanych

Porównane zostały geny kodujące podjednostkę beta hemoglobiny człowieka i szczura.



```
>seq1 >NC_005100.4:c168972680-168971269 Rattus norvegicus strain mixed chromosome 1, Rnor_6.0
['T', 'G', 'C', 'T', 'T', 'C', 'T', 'G', 'A', 'C', 'A', 'T', 'A', 'G', 'T', 'T', 'G', 'T', 'G', 'T', 'T', 'G', 'A', 'C',
>seq2 >NC_000011.10:c5227071-5225464 Homo sapiens chromosome 11, GRCh38.p13 Primary Assembly
['A', 'C', 'A', 'T', 'T', 'T', 'G', 'C', 'T', 'T', 'C', 'T', 'G', 'A', 'C', 'A', 'C', 'A', 'A', 'C', 'T', 'G', 'T', 'G',
>optimal path
TGCTTCTGTC-ACATA-GTTGTGTT-GACTCA-CAA-ACTCAGAAACAGACACCATGGTGCA-CCTGA--CTGATGCTGAGAAG-GCTG-CTGTTA-ATG-GCCTGTGGGG-AAAGGTGA
|||||||xx|||x|xxx|||||xx|||x|x|||xx|||xx|||||||xx|||xxx|||x|xx|||||xx|||x|x|||xx|x|||xx|xx|||||xx|
TGCTTCTGACACA-AC-TGTGTTT-ACT-AGCAAC-CTC--AAACAGACACCATGGTGCAT-CTGACTCCTGA-G-GAGAAG-CTGCC-GTTAC-TGC-CCTGTGGGGC-AAGGTGA
```

[illegible]

## Porównanie par sekwencji ewolucyjnie niepowiązanych

Porównany został gen kodujący podjednostkę beta hemoglobiny szczura oraz gen kodujący podjednostkę gamma hemoglobiny człowieka.

